

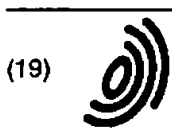
Use of porous membranes, either neutrally or negatively charged, as a loading material for gel electrophoresis

Patent Number: ☐ EP0976758
Publication date: 2000-02-02
Inventor(s): ERFLE HOLGER (DE); REMMEL BETTINA (DE); SCHUETTE DAGMAR (DE)
Applicant(s): LION BIOSCIENCE AG (DE)
Requested Patent: ☐ DE19830989
Application Number: EP19980113358 19990709
Priority Number(s): DE19981030989 19980710
IPC Classification: C07K1/26; G01N27/447
EC Classification: C07K1/26, G01N27/447B4
Equivalents:

Abstract

The use of a porous, hydrophilic membrane material (I) with neutral or negative charges on its surface, as a loading material for gel electrophoresis of nucleic acids or proteins which are labeled with a hydrophobic dye, is new.

Data supplied from the esp@cenet database - I2



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



(11) **EP 0 976 758 A1**

(12)

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(43) Veröffentlichungstag:
02.02.2000 Patentblatt 2000/05

(51) Int. Cl.⁷: **C07K 1/26, G01N 27/447**

(21) Anmeldenummer: **99113358.8**

(22) Anmeldetag: **09.07.1999**

(84) Benannte Vertragsstaaten:
**AT BE CH CY DE DK ES FI FR GB GR IE IT LI LU
MC NL PT SE**
Benannte Erstreckungsstaaten:
AL LT LV MK RO SI

(30) Priorität: **10.07.1998 DE 19830989**

(71) Anmelder: **LION Bioscience AG
69120 Heidelberg (DE)**

(72) Erfinder:
• **Erfle, Holger
69207 Sandhausen (DE)**
• **Rommel, Bettina
69221 Dossenheim (DE)**
• **Schütte, Dagmar
69221 Dossenheim (DE)**

(74) Vertreter:
**Schüssler, Andrea, Dr.
Kanzlei Huber & Schüssler
Truderinger Strasse 246
81825 München (DE)**

(54) **Verwendung von porösen, neutral oder negativ geladenen Membranmaterialien als Beladungsmaterialien bei der Gelelektrophorese**

(57) Die vorliegende Erfindung betrifft die Verwendung von porösen hydrophilen Membranmaterialien, die an ihrer Oberfläche neutral oder negativ geladen sind, als Beladungsmaterialien bei der Gelelektrophorese von Nukleinsäuren oder Proteinen, die mit einem hydrophoben Farbstoff markiert sind.

EP 0 976 758 A1

Beschreibung

[0001] Die vorliegende Erfindung betrifft die Verwendung von porösen hydrophilen Membranmaterialien, die an ihrer Oberfläche neutral oder negativ geladen sind, als Beladungsmaterialien bei der Gelelektrophorese von Nukleinsäuren oder Proteinen, die mit einem hydrophoben Farbstoff markiert sind.

[0002] Bei den bisher bekannten Verfahren zum Beladen einer Gelelektrophorese-Apparatur, wird das aufzutragende Probenmaterial in Taschen eingebracht, die in dem verwendeten Gel ausgebildet worden sind. Geltaschen werden dabei auf zwei Arten erzeugt: (1) Plastikämme, die Zähne in Form der auszubildenden Geltaschen besitzen, werden als Platzhalter ins unpolymerisierte Gel eingeführt und nach der Polymerisation des Gels herausgezogen und (2) "Haifischzahnämme", d.h. Plastikämme, die die Form der Geltaschenwände besitzen, werden auf das bereits auspolymerisierte Gel aufgesetzt. Gerade die zweite Methode eignet sich aber nur für sehr dünne Gele. Das Beladen der ausgeformten Geltaschen kann per Hand geschehen, d.h. das Probenmaterial wird mit einer Einzel- oder Multipipette aufgenommen und in die Geltaschen eingebracht. Inzwischen gibt es jedoch auch Pipettier-Roboter, die mit einer größeren Genauigkeit den Probenmaterial-Auftrag vornehmen. Allgemein bestehen aber bei den bisher bekannten Methoden der Gelelektrophorese folgende Probleme:

- aufwendiges Spülen der ausgebildeten Taschen,
- Beschädigung des Trennmittels (Gels), insbesondere wenn ein "Haifischzahnkamm" verwendet wird,
- Diffusion der Proben aus den Taschen und dadurch Einsetzen eines höchst unwillkommenen Vermischvorgangs,
- Beladen schmaler Trennmitteltaschen sehr schwierig,
- schwieriges Einführen des Haifischzahnkamms,
- Beschädigung der Trennmitteltaschen, wodurch weniger Beladungsstellen als ursprünglich beabsichtigt zur Verfügung stehen,
- wenige Beladungsstellen (ca. 20-80), die pro Probenbearbeitung zur Verfügung stehen.

[0003] Es gibt auch bereits Modifikationen der obigen Gelelektrophoreseverfahren. Bei diesen wird eine Geltasche geformt, in die ein mit der aufzutrennenden Probe getränkter Zahnkamm eingebracht wird (US-A-5,405,516; WO 96/27787). Durch Anlegen von Spannung kommt es zur Abgabe der Probe in das Gel und zur gewünschten Auftrennung der Probe. Als mögliche Materialien für den Zahnkamm wurden poröse Materialien, z.B. Cellulose-Mischester und Nylon, genannt (Erle et al., Nucleic Acids Research, 1997, Vol. 25, No. 11, S. 2229-2230).

Der Einsatz dieser modifizierten Gelelektrophorese-Methode für die DNA-Sequenzierung nach Sanger, wo

unterschiedliche Sequenzreaktionen unterschiedlich mit hydrophoben Farbstoffen markiert sind, brachte jedoch unzufriedenstellende Ergebnisse, die teilweise nicht auswertbar waren.

[0004] Die Aufgabe der vorliegenden Erfindung besteht deshalb darin, eine Möglichkeit bereitzustellen, mit die Protein- oder Nukleinsäure-Auftrennung verbessert werden kann, wenn diese mit hydrophoben Farbstoffen markiert worden sind.

[0005] Diese Aufgabe wird durch die Gegenstände der Patentansprüche gelöst.

[0006] Von den Erfindern wurde experimentell ermittelt, daß poröse Materialien (Membranen), welche an ihrer Oberfläche hydrophil und ungeladen oder negativ geladen waren, bei der Auftrennung von Nukleinsäuren/Proteinen, die mit hydrophoben Farbstoffen markiert waren, besonders gute Ergebnisse lieferten.

[0007] Unter einem porösen Material soll erfindungsgemäße ein Material verstanden werden, dessen Porengröße derart ist, daß eine darauf aufgetragene Probe zumindest bei der Probenzugabe darauf und bei der Probenabgabe an ein Trennmittel, das sich z.B. in einer Elektrophorese-Apparatur befindet, im porösen Material in flüssiger Phase aufgrund von Kapillarkräften daran gehalten wird. Das poröse Material liegt vorzugsweise in Form eines Probenzuführteils, z.B. in Form eines Kamms, der Zähne aufweisen kann, aber nicht muß, vor. Dieses Probenzuführteil kann ganz oder teilweise aus dem porösen Material bestehen und ist an die Form einer Elektrophoreseapparatur angepaßt.

[0008] Zwischenzeitlich kann das Probenmaterial in getrockneter Form in den Poren des porösen Materials vorliegen. Reaktionen zur chemischen Bindung des Probenmaterials an das Probenzuführteil sind ebenso wenig erforderlich wie chemische Reaktionen zum Ablösen des Probenmaterials von dem Probenzuführteil. Da die Kapillarkräfte das Probenmaterial in der flüssigen Phase bei der Probenabgabe bis zum Übertritt in die Elektrophorese-Apparatur halten, besteht auch keine Einschränkung in Bezug auf die Orientierung der Elektrophorese-Apparatur. Der Abschnitt des Probenzuführteils, das das Probenmaterial aufnimmt, besteht vorzugsweise durchgängig aus porösem Material. Die übrigen Abschnitte des Probenzuführteils unterliegen keiner Beschränkung und können aus den für diese Gegenstände üblichen Plastikmaterialien sein. Andererseits kann das Probenzuführteil auch vollständig aus dem porösem Material bestehen.

[0009] Für die Erfindung verwendbare poröse Membranen können ausgewählt werden aus:

- Nylon
(ungeladenes hydrophiles Grundmaterial, das ggf. durch negativ geladene Gruppen, z.B. Carboxyl- oder Hydroxylgruppen, oberflächenmodifiziert ist)
- Polyethersulfone
(ungeladenes hydrophiles Grundmaterial, das ggf.

durch negativ geladene Gruppen, z.B. Carboxyl- oder Hydroxylgruppen oberflächenmodifiziert ist)

- hydrophil modifiziertes Polyvinylidenfluorid (hydrophobes Grundmaterial, das durch Oberflächenmodifikation einen hydrophilen Charakter erhält)

- Cellulose-Acetat (ungeladenes hydrophiles Grundmaterial, das ggf. durch negativ geladene Gruppen, z.B. Carboxyl- oder Hydroxylgruppen oberflächenmodifiziert ist)

- Cellulose-Mischester (ungeladenes hydrophiles Grundmaterial, das ggf. durch negativ geladene Gruppen, z.B. Carboxyl- oder Hydroxylgruppen oberflächenmodifiziert ist)

- regenerierte Cellulose (ungeladenes hydrophiles Grundmaterial, das ggf. durch negativ geladene Gruppen, z.B. Carboxyl- oder Hydroxylgruppen oberflächenmodifiziert ist)

[0010] Verfahren zur Oberflächenmodifikation sowie die Auswahl geeigneter modifizierender Gruppen für diese Membranen sind dem Fachmann hinreichend bekannt. Außerdem sind die meisten Membranen in geeigneter modifizierter Form bereits käuflich erhältlich (vgl. Fig. 1).

[0011] Bevorzugt wird ein poröses Material mit einer mittleren Porengröße unter 100 µm, vorzugsweise unter 10 µm, am besten unter 1-2 µm, eingesetzt bzw. mit einer mittleren Porengröße zwischen 1,2 und 0,2 µm, am besten bei etwa 0,45-0,50 µm. Derartiges poröses Material weist für die üblicherweise eingesetzten Probenmaterialien, insbesondere im biochemischen Bereich, ausreichend hohe Kapillarkräfte auf.

[0012] Unter dem Begriff "hydrophobe Farbstoffe" sollen alle farbgebenden Substanzen verstanden werden, die hydrophobe Eigenschaften haben und für die Markierung von Biomolekülen eingesetzt werden können. Je nach gewählter Auftrennungs- bzw. Sequenzierungsmethode müssen verschiedene Farbstoffe ausgewählt werden. Eine Zusammenstellung bevorzugter Farbstoffe sind in Fig. 2 gezeigt. Von den Erfindern wurden eine Reihe von Membranen als poröse Materialien für die Elektrophorese getestet. Es stellte sich heraus, daß eine Nylonmembran, welche an ihrer Oberfläche mit zusätzlichen Hydroxyl- oder Carboxylgruppen modifiziert worden ist, bei Nukleinsäuresequenzierungen, bei dem die stark hydrophoben Farbstoffe IRD700 oder IRD800 (Fa. Li-Cor) eingesetzt wurden, sehr gute Ergebnisse liefert. Dies ist beispielsweise "Biodyne C" oder "Loprodyne" der Fa. Pall gelman. Wurde die Markierung mit den Farbstoffen FITC (Fa. Pharmacia-Upjohn) oder Cy5 (Fa. Pharmacia-Upjohn) vorgenommen, stellte sich eine hydrophile Grundmatrix ohne zusätzliche Ladungsträger (z.B. eine nicht oberflächenmodifizierte Nylonmembran oder ein Cellulose-Mische-

ster) als am bevorzugtesten heraus. Dies ist beispielsweise "Biodyne A" (Fa. Pall gelman) oder "Porafil Membranfilter M-N" (Fa. Machery-Nagel).

[0013] Der positive Effekt der erfindungsgemäß verwendeten Membranen, insbesondere bei Verwendung von "Biodyne A" oder "Biodyne C" oder "Loprodyne", kann weiter gesteigert werden, wenn bei der DNA-Sequenzierung Sequenzierungspuffer verwendet werden, die Ammoniumsulfat enthalten und die für die Sequenzierung notwendigen A/T/G/C-Terminationsmische dITP enthalten. Besonders gute Ergebnisse werden mit folgenden Puffern und Nukleotidmischen erreicht:

10 x Sequenzierungspuffer:

[0014]

30-70 (bevorzugt 50) mM MgCl₂
100-150 (bevorzugt 125) mM Tris-HCl
100-200 (bevorzugt 150) mM (NH₄)₂SO₄

A-Mix:

[0015]

0,5-2 (bevorzugt 1) mM dATP
0,5-3 (bevorzugt 1) mM dCTP
0,1-0,5 (bevorzugt 0,4) mM dGTP
1-2 (bevorzugt 1,6) mM dITP
0,5-2 (bevorzugt 1) mM dTTP
1-10 (bevorzugt 5) µM ddATP

C-Mix:

[0016]

0,5-2 (bevorzugt 1) mM dATP
0,5-3 (bevorzugt 1) mM dCTP
0,1-0,5 (bevorzugt 0,4) mM dGTP
1-2 (bevorzugt 1,6) mM dITP
0,5-2 (bevorzugt 1) mM dTTP
1-10 (bevorzugt 5) µM ddCTP

G-Mix:

[0017]

0,5-2 (bevorzugt 1) mM dATP
0,5-3 (bevorzugt 1) mM dCTP
0,1-0,5 (bevorzugt 0,4) mM dGTP
1-2 (bevorzugt 1,6) mM dITP
0,5-2 (bevorzugt 1) mM dTTP
1-10 (bevorzugt 5) µM ddGTP

T-Mix:

[0018]

0,5-2 (bevorzugt 1) mM dATP
 0,5-3 (bevorzugt 1) mM dCTP
 0,1-0,5 (bevorzugt 0,4) mM dGTP
 1-2 (bevorzugt 1,6) mM dTTP
 0,5-2 (bevorzugt 1) mM dTTP
 1-10 (bevorzugt 5) μ M ddTTP

[0019] Für die in der Anmeldung bevorzugteste Anwendung, die DNA-Sequenzierung, seien als Analysemethoden beispielhaft die DNA-Detektion mittels eines Sequenzierautomaten der Fa. Li-Cor oder Fa. ABI oder Arakis-EMBL genannt. Der Sequenzierautomat der Fa. Li-Cor besteht aus einer vertikalen Gelelektrophorese-Apparatur, wobei am Ende ein Laser zum Anregen der mit einem Farbstoff markierten Nukleinsäure und ein Detektor (Photomultiplier, Photodiode) zur Aufnahme des emittierten Lichts vorhanden ist, analysiert. Das Arakis-EMBL-System benutzt Detektorarrays, d.h. das Aufnahmesystem ist stationär und besteht aus 384 in Reihe angeordneten Einzeldioden auf 300 mm.

[0020] Bei der Gelchromatografie geht es bevorzugt um die Auftrennung von Biomolekülen (z.B. Nukleinsäuren und Proteine), z.B. bei Southern, Northern bzw. Western Blot sowie bei Sequenzierungsreaktionen.

[0021] Ein weiterer Aspekt der Erfindung ist auf ein Verfahren zur Zuführung von Probenmaterial (z.B. Nukleinsäuren oder Proteinen) gerichtet, das mit einem hydrophoben Farbstoff markiert ist, mittels eines Probenzuführteils (unabhängig davon, ob dieses Zähne aufweist oder nicht) aus hydrophilem Membranmaterial, das an der Oberfläche neutral oder negativ geladen, wobei das Probenmaterial mit einem definierten Volumen zwischen 10 nl und 5 μ l aktiv manuell oder automatisiert beladen wird. Dabei kann die aktive, manuelle oder automatisierte Beladung mittels einer Nadel, mittels einer Piezopipette, mittels einer Kapillare, mittels eines Dispensers oder mittels einer Pipettenspitze geschehen.

[0022] Um eine Probenabgabe vom Probenzuführteil an die Probenbearbeitungsvorrichtung zu erzwingen, kann man ein den porösen Materialabschnitt durchsetzendes elektrisches Feld erzeugen, um einen Fluß elektrisch geladener Moleküle, Makromoleküle oder Teilchen des Probenmaterials vom porösen Materialabschnitt in die Probenbearbeitungsvorrichtung zu bewirken. Die Stärke des elektrischen Feldes wird in Abhängigkeit von der elektrischen Ladung so gewählt, daß die Kapillarkräfte überwunden wurden. Besonders vorteilhaft ist die Anwendung dieses Verfahrensschritts bei der Elektrophorese, da dort sowieso die Mittel zur Erzeugung des elektrischen Feldes vorgesehen sind.

[0023] Ist das Probenzuführteil vollständig aus porösem Material, ist es möglich, das Probenmaterial an

beliebiger Stelle auf dem Probenzuführteil aufzutragen und die sich ausgebildeten Kapillarkräfte für den Probentransport sorgen zu lassen. Es versteht sich aber von selbst, daß Proben nur auf porösen Materialabschnitten aufgetragen werden und das Probenzuführteil nachfolgend bis zur Kante aus porösem Material besteht, um den Übertritt der Probe ins Trennmittel zu gewährleisten.

[0024] Auf dem Probenzuführteil kann man aber auch die Möglichkeit des Mischens gezielt ausnutzen, indem man das poröse Material an verschiedenen Stellen oder nacheinander an der gleichen Stelle mit den zu vermischenden Substanzen benetzt.

[0025] Es können, wie erwähnt, jeweils für sich gesonderte Materialabschnitte eingesetzt werden mit dem Vorzug strikter Trennung, ohne die Gefahr eines Übersprechens. Herstellung und Handhabung der Materialabschnitte vereinfacht sich jedoch dann wesentlich, wenn das Probenzuführteil erfindungsgemäß einen Materialabschnittsträger umfaßt, welcher die Materialabschnitte in einer der geometrischen Anordnung der Probenannahmestellen entsprechenden Anordnung trägt. Es ist auch möglich auf dem porösen Material des Probenzuführteils Abschnitte zu definieren, auf die die Probe manuell oder automatisiert aktiv aufgetragen werden kann und welche, die für einen Probenmaterialauftrag, z.B. durch Aufbringen einer Beschichtung, gesperrt sind. Die gesperrten Bereiche sind dabei vorzugsweise hydrophob, während die Probenauftragsbereiche vorzugsweise hydrophil sind. Diese unterschiedlichen Bereiche können mehr oder weniger groß sein und können abwechseln.

[0026] Die Probenannahme des Probenmaterials durch die Probenbearbeitungseinrichtung unter Einwirkung des genannten elektrischen Feldes setzt eine elektrische Ladung der zu bewegendenden Substanzen voraus. Diese Ladung kann bei biologischen Makromolekülen in gewünschter Weise erhalten werden, indem man den pH-Wert der flüssigen Phase in entsprechender Weise einstellt.

[0027] Es hat sich herausgestellt, daß unter dem elektrischen Feld praktisch das gesamte Probenmaterial vom Probenzuführteil abgegeben und der Probenbearbeitungseinrichtung zugeführt wird. Dies eröffnet die Möglichkeit, daß man das Probenzuführteil mehrmals hintereinander zur Zuführung von Probenflüssigkeit einsetzt. Der Aufwand für die Durchführung des erfindungsgemäßen Verfahrens wird hierdurch wiederum reduziert.

[0028] Das Probenzuführteil kann auf eine Vielzahl von Arten beladen werden, von denen beispielhaft die folgenden Auftragsvorrichtungen erwähnt seien:

- Piezopipette: Volumina bis in den Nanoliterbereich können aufgebracht werden,
- Kapillare: Schmalste Röhrchen nehmen durch Kapillarkräfte Probenmaterial auf, das durch Berührung mit dem porö-

- sen Material auf dem Probenzuführteil an dieses abgegeben wird,
- Nadel: Die Nadel nimmt das Probenmaterial durch Adhäsionskräfte an der Spitze auf und gibt es bei Berührung mit dem porösen Material des Probenzuführteils an dieses wieder ab,
- Dispenser: Arbeitet nach dem Unterdruck-Prinzip, Volumina von 0,5 bis 1 µl können genau aufgenommen und abgegeben werden.

[0029] Bevorzugt erfolgt der Auftrag des Probenmaterials auf das Probenzuführteil automatisiert, da damit erwartungsgemäß eine genauere Auftragsfront erreicht werden kann, was gerade für Sequenzierungsreaktionen wünschenswert ist. Hierzu kann ein Pipettierroboter verwendet werden. Gängige Geräte sind der Biomek 2000 (Beckman Instruments) oder der Tekan Genesis RSP 200 (Fa. Tekan). Aber auch die manuelle Aufbringung des Probenmaterials ist möglich. Bevorzugt von den obigen Auftragungsmöglichkeiten ist der Auftrag mittels Piezopipette, d.h. einem Dispenser ähnlich zu denen, die als Tintenstrahldrucker bekannt sind.

[0030] Die Erfindung wird weiter anhand der Figuren beschrieben, welche zeigen:

Fig. 1: Membran-Grundmaterialien

Fig. 2: Hydrophobe Farbstoffe

Fig. 3: A: Farbstoff Cy5
B: Farbstoff FITC
C: Farbstoff IRD 700
D: Farbstoff IRD 800
E: Farbstoff "ABI Big Dye"-Terminator

Fig. 4: Sequenzierungsergebnis
Eine mit IRD 700 markierte DNA-Sequenzreaktion wurde auf eine modifizierte Nylon-Membran geladen, welche zusätzliche Carboxylgruppen trägt (Biodyne C^R) trägt. Das Gelbild zeigt eine gute Auflösung der Reaktion, sowie starke Signale.

Fig. 5: Sequenzierungsergebnis
Eine mit Cy5 markierte DNA-Sequenzreaktion wurde auf eine modifizierte Nylonmembran geladen, welche zusätzliche Hydroxylgruppen trägt (Loprodyn^R) trägt. Das Gelbild zeigt eine gute Auflösung der Reaktion sowie starke Signale

Fig. 6: Sequenzierungsergebnis
Eine mit IRD 700 markierte DNA-Sequenzreaktion wurde auf eine modifizierte Nylonmembran geladen, welche eine hohe Dichte an quaternären Ammoniumgruppen (= posi-

tive Oberflächenladung; Biodyne B^R) trägt. Das Gelbild zeigt fast keine Signale.

Fig. 7: Sequenzierungsergebnis
Eine mit Cy5 markierte DNA-Sequenzreaktion wurde auf eine modifizierte Nylonmembran geladen, welche eine hohe Dichte an quaternären Ammoniumgruppen (= positive Oberflächenladung; Biodyne B^R) trägt. Das Gelbild zeigt fast keine Signale.

[0031] Die Erfindung wird weiter anhand des Beispiels beschrieben:

Beispiel:

Sequenzierung für Li-Cor

Li-Cor-Reaktionen:

[0032]

1 µl AmpliTaq FS DNA Polymerase	(pBluescript-Derivat;
1 µl DNA	Insert-Größe ca. 2
	kB) (1 µg/µl)
1 µl Reverse Primer	(2 µM) mit IRD-700
	markiert (5'-CAGT
	GAA ACA GCT ATG
	AC-3')
1 µl Universal Primer	(2 µM) mit IRD-800
	markiert (5'-CGA
	CGT TGT AAA ACG
	ACG GCC AGT-3')
2 µl 10 x Sequenzierungspuffer	(50 mM MgCl ₂ /125
	mM Tris/150 mM
	(NH ₄) ₂ SO ₄)
14 µl H ₂ O	

[0033] Es wurden jeweils 4,5 µl des Gemischs auf vier Röhrchen verteilt, welche mit A, C, G oder T beschriftet waren und 2 µl des jeweiligen Terminationsmixes (dNTP/-ddNTP) enthielten. Der A-Mix enthielt 1 mM dATP, 1 mM dCTP, 0,4 mM dGTP, 1,6 mM dTTP, 1 mM dTTP, 5 µM ddATP; der C-Mix enthielt 1 mM dATP, 1 mM dCTP, 0,4 mM dGTP, 1,6 mM dTTP, 1 mM dTTP, 5 µM ddCTP; der G-Mix enthielt 1 mM dATP, 1 mM dCTP, 0,4 mM dGTP, 1,6 mM dTTP, 1 mM dTTP, 2,75 µM ddGTP und der T-Mix enthielt 1 mM dATP, 1 mM dCTP, 0,4 mM dGTP, 1,6 mM dTTP, 1 mM dTTP, 5 µM ddTTP. Die so angesetzten Reaktionen wurden wie folgt gecycelt: 30 mal mit den Schriften 95°C, 30"; 55°C, 20"; 68°C, 30". Die Reaktionsgemische wurden bei 95°C für 10 Minuten im Thermocycler gänzlich eingedampft. Anschließend wurde 1 µl Loading Dye (Bestellnummer: 79448; Fa. Amersham) zugesetzt. Jeweils 0,2 µl jeder Reaktion (A, C, G, T) wurden auf verschiedene poröse Kamm-Materialien (Biodyne C^R, Loprodyn^R, Biodyne B^R,

Porafil Membranfilter M-N) durch Applikation mit einer Piezo-Pipette geladen und auf die Elektrophorese-Apparatur der Fa. Li-Cor gebracht und die Elektrophorese wie im Li-Cor-Protokoll gemäß den Angaben des Herstellers durchgeführt. Die Experimente wurden mit dem AmplitaqFS-Kit der Fa. Perkin-Elmer durchgeführt.

[0034] Die Ergebnisse der Sequenzierungen sind in den Fig. 4-7 gezeigt.

[0035] Zusammenfassend ist festzustellen, daß bei Einsatz einer Membran mit positiver Oberflächenladung schlechte Ergebnisse erzielt werden, während Membranen mit negativer Oberflächenladung beste Ergebnisse liefern.

Patentansprüche

1. Verwendung von porösen hydrophilen Membranmaterialien, die an ihrer Oberfläche neutral oder negativ geladen sind, als Beladungsmaterialien bei der Gelelektrophorese von Nukleinsäuren oder Proteinen, die mit einem hydrophoben Farbstoff markiert sind.
2. Verwendung nach Anspruch 1, wobei die Membranen aus Nylon, Polyethersulfone, modifizierte Polyvinylidenfluoride, Cellulose-Acetat, Cellulose-Mischester oder regenerierte Cellulose sind.
3. Verwendung nach Anspruch 1 oder 2, wobei die Membranen die der Fig. 1 ausgewählt werden.
4. Verwendung nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei der hydrophobe Farbstoff aus denen der Fig. 2 ausgewählt ist.
5. Verwendung nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die Membran eine mit Hydroxylgruppen modifizierte Nylon-Membran und der hydrophobe Farbstoff eine Emission im infraroten Bereich, insbesondere bei ca. 700-810 nm, zeigt.

45

50

55

Grundmaterial	Nylon 6,6			
Oberflächenladungseigenschaften	neutral	negativ	negativ	neutral mit negativ polarisiertem Charakter
Oberflächenmodifikation	keine Modifikation, hydrophil durch Amino- und Carboxylgruppen des Nylons	hohe Dichte an Carboxylgruppen	Hydroxylgruppen	Aminogruppen modifizierte Nylon-Membran
Handelsname	Biodyne A	Biodyne C	Loprodyne	Immunodyne ABC
Porengröße	0,45	0,45	0,45	0,45
Materialdicke	0,16	0,16	0,16	0,15
Hersteller	Pall Gelman	Pall Gelman	Pall Gelman	Pall Gelman

Fig. 1

Polyethersulfone			
	ungeladen		ungeladen
hydrophil, nach- behandelt			auf Polypropylen
Z-Bind 450	SS 450PR on Hollytek	SG 460	PSP-450 74456
0,45	0,45	0,45	0,45
0,16	0,27	0,10	0,21
Pall Gelman	Pall Gelman	Pall Gelman	Pall Gelman

Fig. 1 (Forts. 1)

Cellulose-Acetat	Cellulose-Mische- ster	Cellulose-Mische- ster	regenerierte Cellulose
ungeladen			
hydrophil	hydrophil	hydrophil	hydrophil
porafil Membran- filter (M-N)	porafil Membran- filter (M-N)	GN-6	S&S Ultra RC
		0,45	
0,11	0,14	0,16	0,18
Machery & Nagel	Machery & Nagel	Pall Gelman	Schleicher & Schüll

Fig. 1 (Forts. 2)

Farbstoffe ABI-Sequenzier:

"Big-dyes":

- hydrophob

-Donor Fluoresceine : Absorption: 494nm
Emission : 565nm

dRhodamine Acceptor: dR6G

-Donor Fluoresceine : Absorption: 494nm
Emission : 592nm

dRhodamine Acceptor: dR6X

-Donor Fluoresceine : Absorption: 494nm
Emission : 537nm

dRhodamine Acceptor: dR110

-Donor Fluoresceine : Absorption: 494nm
dTAMRA Emission: 617nm

dRhodamine Acceptor:

Ladung: einfach negativ (pH 8.3)

Farbstoffe Li-Cor:

IRD 700:

- stark hydrophob
- Absorption: 685nm Emission: 705nm

IRD 800

- stark hydrophob
- Absorption: 787nm Emission: 807nm

Gesamtladung neutral (pH 8.3)

Farbstoffe Arakis:

Cy5:

- gehört zu den Cyaninfarbstoffen
- hydrophob
- Absorption: 649nm Emission: 670nm

Gesamtladung neutral (pH 8.3)

ETC:

- Fluoresceinisothiocyanat
- hydrophob
- Absorption: 494nm Emission: 520nm

Ladung : einfach negativ (pH 8.3)

Fig. 2

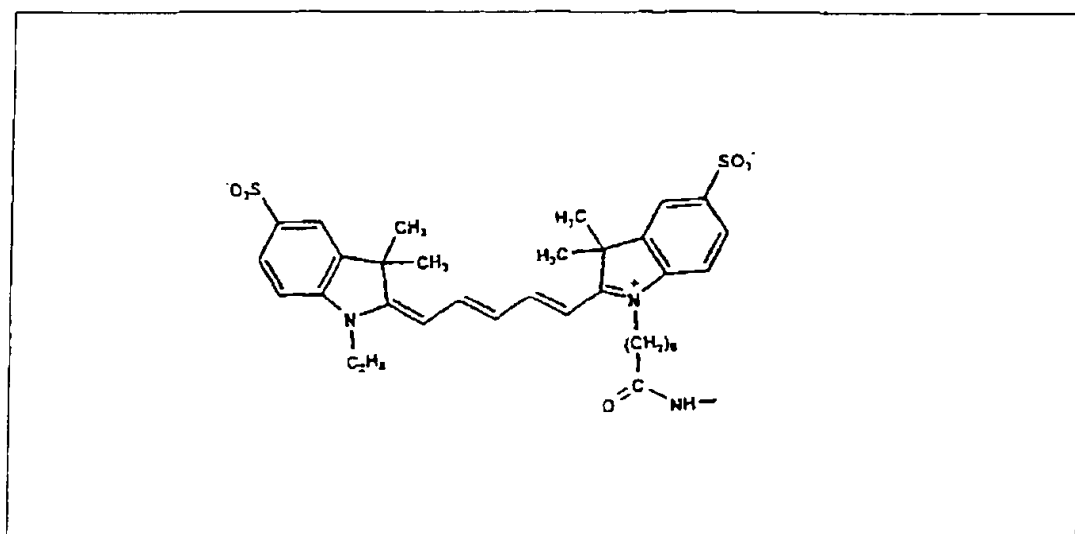


Fig. 3A

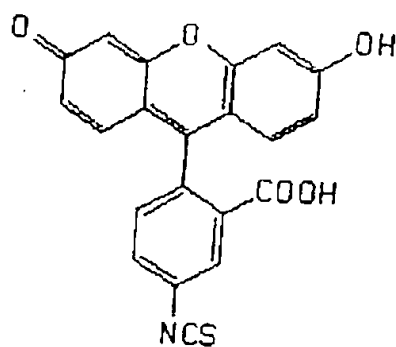


Fig. 3B

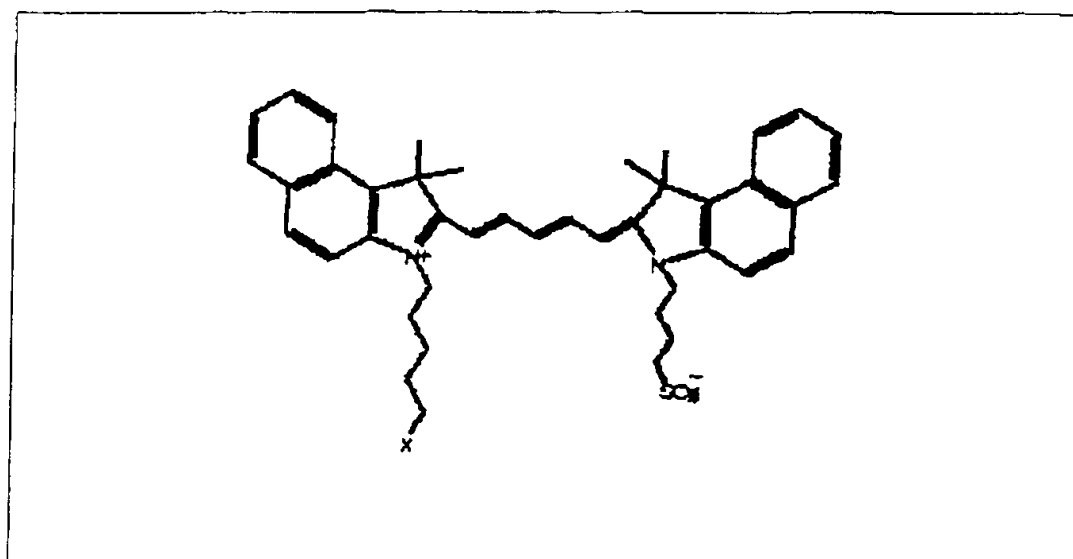


Fig. 3C

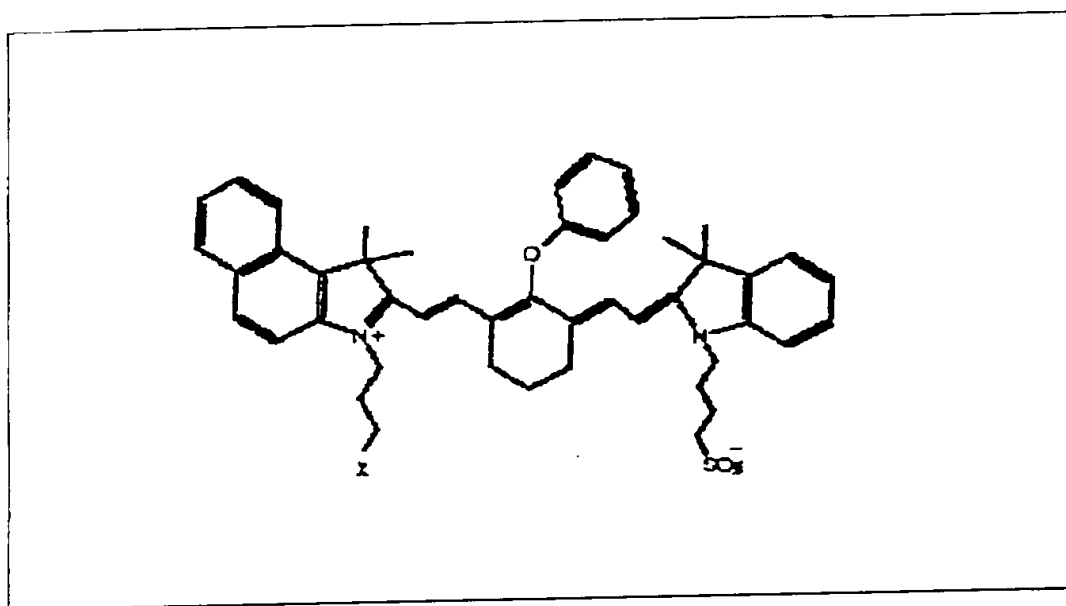
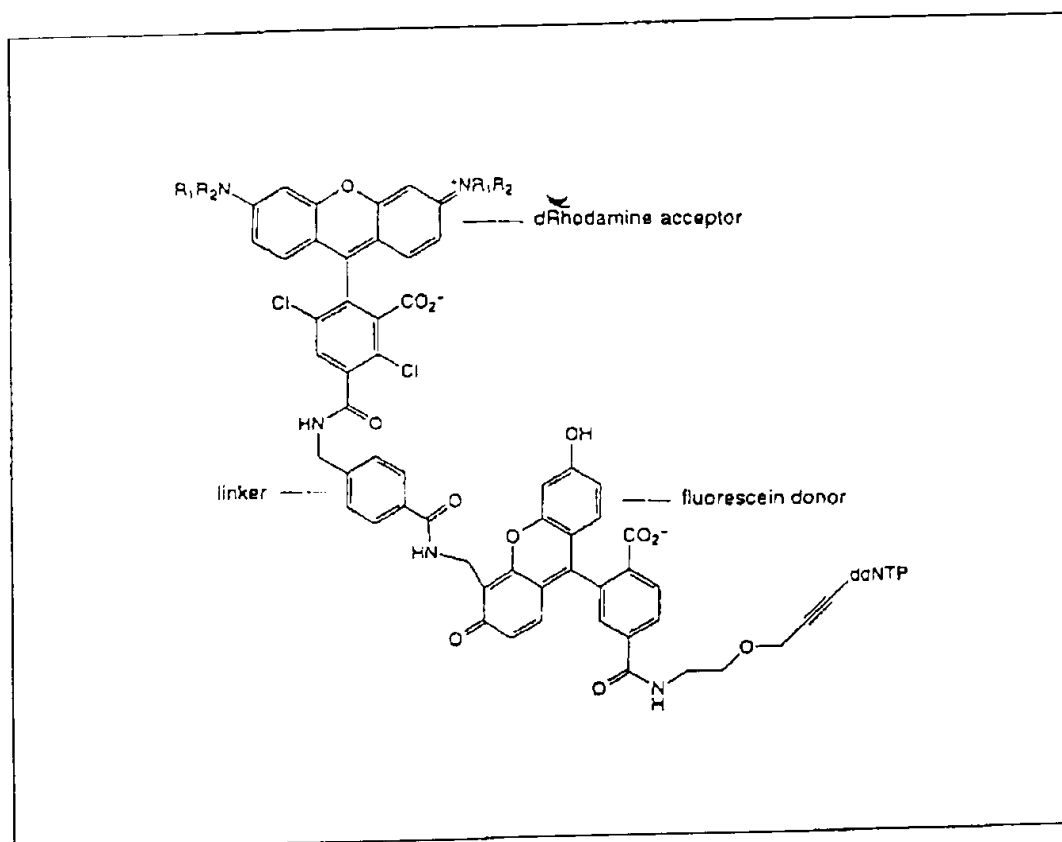
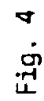


Fig. 30



Terminator	Acceptor Dye
A	dR6G
C	dROX
G	dR110
T	dTAMRA

Fig. 3E



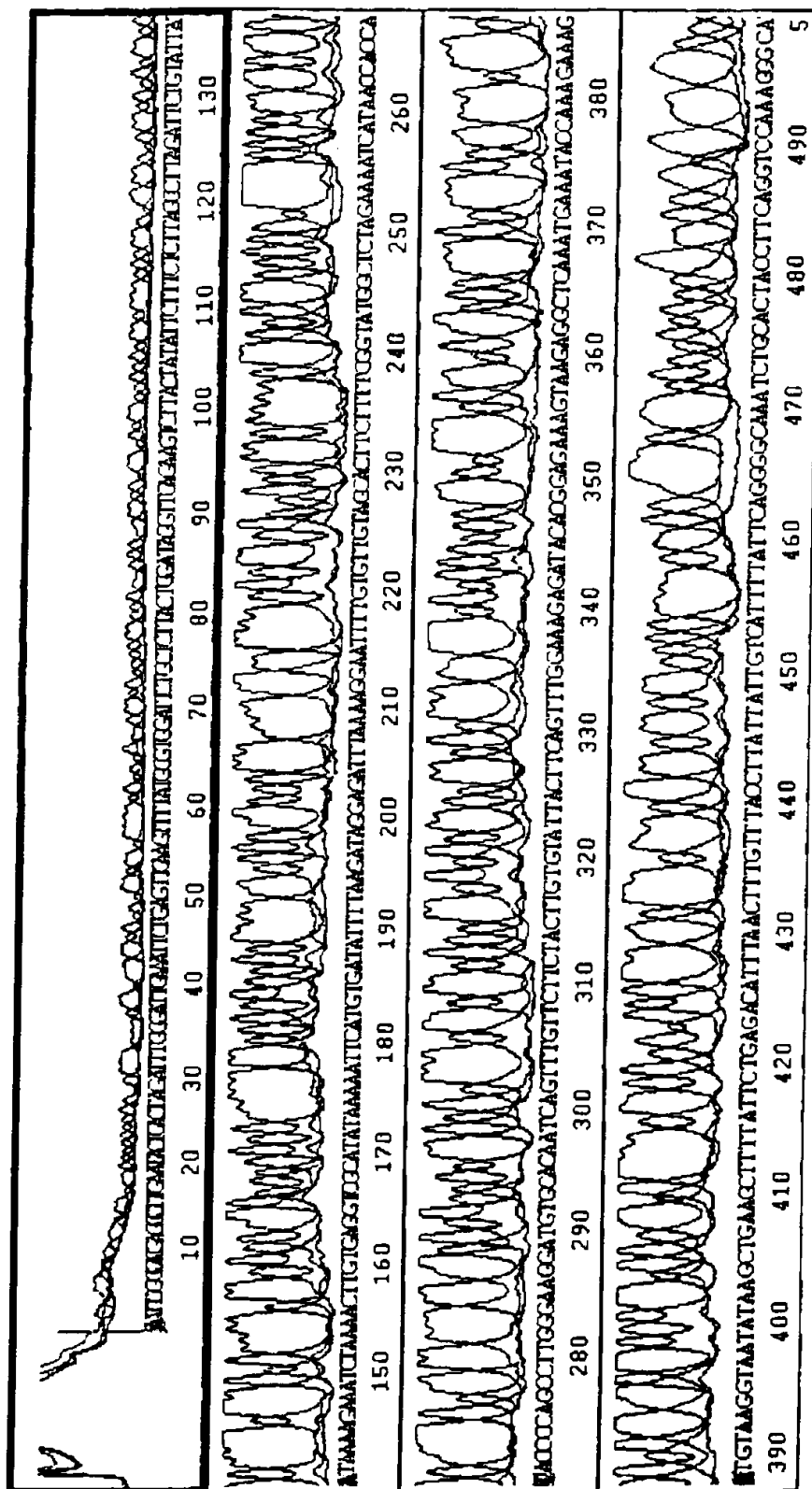


Fig. 5

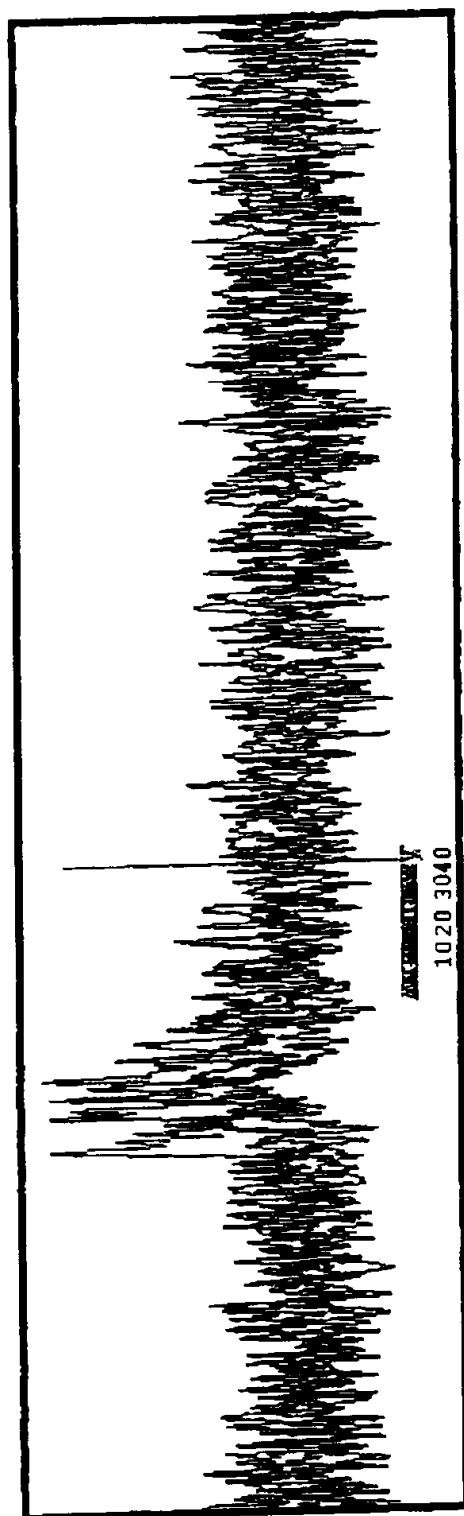


Fig. 6



Fig. 7



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung
EP 99 11 3358

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrifft Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.Cl.7)
D, X	WO 96 27787 A (GENETIC BIOSYSTEMS) 12. September 1996 (1996-09-12) * das ganze Dokument *	1-5	C07K1/26 G01N27/447
X	EP 0 493 996 A (SEBIA) 8. Juli 1992 (1992-07-08) * das ganze Dokument *	1-5	
A	US 4 334 879 A (FUJIMORI) 15. Juni 1982 (1982-06-15) * das ganze Dokument *	1-5	
D, X	H ERFLE ET AL.: "Simultaneous loading of 200 sample lanes for DNA sequencing on vertical and horizontal, standard and ultrathin gels" NUCLEIC ACIDS RESEARCH., Bd. 25, Nr. 11, November 1997 (1997-11), Seiten 2229-2230, XP002119865 OXFORD UNIVERSITY PRESS, SURREY., GB ISSN: 0305-1048 * das ganze Dokument *	1-5	
P, X	WO 99 12025 A (MEDICAL RESEARCH COUNCIL) 11. März 1999 (1999-03-11) * das ganze Dokument *	1-5	
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.Cl.7) C07K G01N
Reschenort DEN HAAG		Abchlußdatum der Recherche 21. Oktober 1999	Prüfer Masturzo, P
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtschriftliche Offenbarung P : Zwischenliteratur		T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus anderen Gründen angeführtes Dokument & : Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument	

EPO FORM 1503 (03.02.1994)

**ANHANG ZUM EUROPÄISCHEN RECHERCHENBERICHT
 ÜBER DIE EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG NR.**

EP 99 11 3358

In diesem Anhang sind die Mitglieder der Patentfamilien der im obengenannten europäischen Recherchenbericht angeführten Patentdokumente angegeben.
 Die Angaben über die Familienmitglieder entsprechen dem Stand der Daten des Europäischen Patentamts am
 Diese Angaben dienen nur zur Unterrichtung und erfolgen ohne Gewähr.

21-10-1999

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung
WO 9627787 A	12-09-1996	AU 5418996 A	23-09-1996
		EP 0871870 A	21-10-1998
EP 493996 A	08-07-1992	FR 2671290 A	10-07-1992
		EP 0911631 A	28-04-1999
		JP 5087765 A	06-04-1993
		SG 44795 A	19-12-1997
		US 5464515 A	07-11-1995
		US 5405516 A	11-04-1995
US 4334879 A	15-06-1982	DE 3016682 A	13-11-1980
WO 9912025 A	11-03-1999	AU 8874398 A	22-03-1999

EPO FORM P4481

Für nähere Einzelheiten zu diesem Anhang : siehe Amtsblatt des Europäischen Patentamts, Nr.12/82